(19) 世界知的所有権機関 国際事務局



(43) 国際公開日 2002 年8 月29 日 (29.08.2002)

PCT

(10) 国際公開番号 WO 02/066633 A1

(51) 国際特許分類?:

C12N 15/09,

C12P 21/02, C12Q 1/02, G01N 33/48

(21) 国際出願番号:

PCT/JP02/01502

(22) 国際出願日:

2002年2月20日(20.02.2002).

(25) 国際出願の言語:

日本語

(26) 国際公開の言語:

日本語

(30) 優先権データ:

2001年2月20日(20.02.2001) 特願2001-044221

(71) 出願人 および

(72) 発明者: 入村 達郎 (IRIMURA, Tatsuro) [JP/JP]; 〒 154-0015 東京都 世田谷区 桜新町 2 丁目 2 7 番 9号603号室 Tokyo (JP). 松本 真理子 (MAT-SUMOTO,Mariko) [JP/JP]; 〒211-0954 神奈川県川崎 市 幸区小倉 1 丁目 1 番E棟 2 1 6 号 Kanagawa (JP).

(72) 発明者; および

(75) 発明者/出願人 (米国についてのみ): イム ミチュ ン (YIM,Mijung) [KR/KR]; 〒151-818 ソウル 冠岳区 奉天7洞1625番地5号501号室 Seoul (KR). 小野高 (ONO,Takashi) [JP/JP]; 〒400-0316 山梨県 中巨摩郡 櫛形町中野2642番地 Yamanashi (JP).

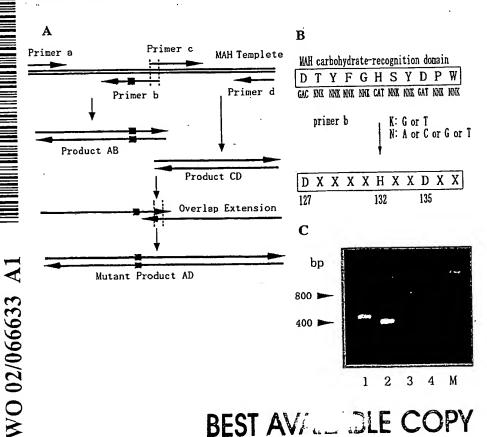
(74) 代理人: 正林 真之 (SHOBAYASHI, Masayuki); 〒171-0022 東京都 豊島区 南池袋3丁目18番34号 池袋 シティハイツ701 Tokyo (JP).

(81) 指定国 (国内): AE, AG, AL, AM, AT, AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BY, BZ, CA, CH, CN, CO, CR, CU, CZ, DE, DK, DM, DZ, EC, EE, ES, FI, GB, GD, GE, GH, GM, HR, HU, ID, IL, IN, IS, JP, KE, KG, KP, KR, KZ, LC, LK, LR, LS, LT, LU, LV, MA, MD, MG, MK, MN, MW, MX, MZ, NO, NZ, OM, PH, PL, PT, RO, RU, SD, SE, SG, SI, SK, SL, TJ, TM, TN, TR, TT, TZ, UA, UG, US, UZ, VN, YU, ZA, ZM. ZW.

/続葉有]

(54) Title: LECTIN LIBRARY

(54) 発明の名称: レクチンライブラリ



(57) Abstract: There has been provided no satisfactory means distinguishing (involving identifying) the variation of sugar chains. A so-called lectin gene forming a definite lectin is specified and modified to form various lectins, thereby constructing a lectin library containing plural types of lectins. Further, cells having sugar chains are identified by using the lectin library thus constructed.

/続葉有/

BEST AV. __ DLE COPY

(84) 指定国 (広域): ARIPO 特許 (GH, GM, KE, LS, MW, MZ, SD, SL, SZ, TZ, UG, ZM, ZW), ユーラシア特許 (AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ, TM), ヨーロッパ特許 (AT, BE, CH, CY, DE, DK, ES, FI, FR, GB, GR, IE, IT, LU, MC, NL, PT, SE, TR), OAPI 特許 (BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, GQ, GW, ML, MR, NE, SN, TD, TG).

添付公開書類: — 国際調査報告書

2文字コード及び他の略語については、定期発行される 各PCTガゼットの巻頭に掲載されている「コードと略語 のガイダンスノート」を参照。

(57) 要約:

糖鎖の多様性について、識別 (同定を含む) する手段が十分とはいえない。 所定のレクチンを生成する、いわゆるレクチン遺伝子を特定し、それを改変し、 多様なレクチンを生成させ、複数種類のレクチンを含むレクチンライブラリを形 成する。また、形成したレクチンライブラリを用いて糖鎖を持つ細胞の同定を行 う。

明 細 書

レクチンライブラリ

5 技術分野

本発明は、レクチンを用いて細胞表面等にある糖鎖を判別する技術に関する。 さらに、本発明は、所定の細胞や糖蛋白質に対してその種類の同定を簡易かつ確 実に行ない得る、レクチンを使用した糖鎖解析用ライブラリ、並びに当該糖鎖解 析用ライブラリを使用して細胞の種類の同定を行う方法に関する。

10

15

20

25

技術背景

近年、糖鎖に書き込まれた暗号を解読することができれば、生物学に新しい地 平が開かれるといわれている。多様な糖鎖を解析するためのツールとして、また 生体内で暗号を読みとっている分子候補として、糖結合蛋白質 (レクチン) が挙 げられる。しかし、糖鎖の種類に対してそれを認識する既知のレクチンの種類は 限られており、動物及び植物由来のものを合わせても糖鎖の多様性と対応させる には十分とはいえないのが現状である。

即ち、糖鎖の多様性に対応できるほどの数の種類のレクチンを得ることができれば、多様な糖鎖を解析するためのツールとして大いに期待できることになる。 また、糖鎖構造の解析を行うまでもなく、糖鎖の解析をパターンで行うことが好ましい。

発明の開示

本発明では、以上のような課題に鑑み、所定のレクチンを生成する、いわゆる レクチン遺伝子を特定し、それを改変し、多様なレクチンを生成させ、複数種類 のレクチンを含むレクチンライブラリを形成することとした。また、形成したレ クチンライブラリを用いて糖鎖を持つ細胞の同定を行うこととした。たとえ、糖 鎖の構造解析が十分でなくとも、糖鎖の違いとして現れる細胞の違い(種類、正 常・異常の区別等を含む)や糖蛋白質の糖修飾の違いや糖鎖をマーカーのように

10

ぶら下げた物質の識別等の糖鎖識別ツールとして用いることができる。逆に、細胞の違いや糖蛋白の糖修飾の違いや糖鎖マーカーとの対応が明確であれば、糖鎖の構造に触れることなく、レクチンライブラリとの関係から、上述の細胞の違いや糖蛋白の糖修飾の違いや糖鎖マーカーを識別できることになる。

特に、本発明においては以下のようなものを提供する。

- (1) 所定の糖鎖に特異的に結合し得る複数種類の複数レクチンを含むことを特徴とするレクチンライブラリ。尚、レクチンライブラリの構成要素の一部が欠けていたとしても、全体としてレクチンライブラリの機能が保たれる場合は、レクチンライブラリに含むことができる。
- (2) 前記所定の糖鎖が細胞表面の糖鎖であることを特徴とする上記(1) に記載のレクチンライブラリ。
 - (3) 前記複数種類の複数レクチンには、所定の部位が改変された改変レクチンが含まれることを特徴とする上記いずれかののレクチンライブラリ。
- (4) 前記複数種類の複数レクチンがMAH派生レクチンであり、前記所定 0部位がループCとループDのいずれか一方又は両方であることを特徴とする上 記(1)~(3)のいずれかに記載のレクチンライブラリ。
 - (5) 前記複数種類のレクチンには、糖鎖を認識するループ部のアミノ酸配列がランダマイズされているレクチンが含まれる。ことを特徴とする上記(1)~(3) のいずれかに記載のレクチンライブラリ。
- 20 (6) 上記 (1) ~ (5) のいずれかに記載のレクチンライブラリに含まれるレクチンを生成する遺伝子からなる遺伝子ライブラリ。
 - (7) 上記(6)に記載の遺伝子ライブラリを用いてレクチンライブラリを製造する方法。
- (8) 細胞表面の糖鎖に特異的に結合し得る複数種類のレクチンを含むレ 25 クチンライブラリを同定の対象となる細胞に対して適用をし、当該適用をするこ とによって得られた結合パターンから当該細胞の種類を同定することを特徴とす る細胞の種類の同定方法。
 - (9) 前記複数種類のレクチンには、所定の部位が改変された改変レクチンが含まれることを特徴とする上記(8)に記載の同定方法。

- (10) 前記複数種類のレクチンがMAH派生レクチンであり、前記所定の部位がループCとループDのいずれか一方又は両方であることを特徴とする上記(9)に記載の同定方法。
- (11) MAHレクチンを構成する285個アミノ酸の中で、アスパラギン 酸135、アスパラギン酸127、及びヒスチジン132について固定をしたまま、当該 MAHレクチンの127番目~137番目のアミノ酸について欠失、置換、挿入を適宜 行ってMAHレクチンの改変を行うことにより、細胞の種類を同定するのに有用 なレクチンを得る方法。
- 一般に、レクチンは、糖鎖を特異的に認識し、結合する蛋白質の総称で、大きく動物レクチンと植物レクチンに大別される。植物レクチンのなかではマメ科のレクチンが大きなレクチンファミリーを形成している。分子量3万のサブユニットの2量体または4量体からなる。サブユニットあたり、一つの糖鎖認識部位を持つ。また、レクチンは、「酵素や抗体を除く多価の糖結合性タンパク質、もしくは糖タンパク質」と狭義に定義づけられることがあり、「糖鎖を特異的に認識して結合、架橋形成するタンパク質」とより広く定義することも可能であり、糖鎖の多くの種類を実質的に識別できる可能性を有する。特に糖鎖の多様性は、それを作った細胞の多様性に通じるものがあり、糖鎖の識別を通して細胞の識別をすることができると考える。

レクチンは、抗体と異なり、特定の器官や組織に限定されずほとんどすべての 20 生物の中に見出されている。また、抗体は類似な構造を持っているのに対して、 レクチンは構造的に多様である。

本願では、このような多種多様なレクチンの一例として、マメ科のレクチンを取り上げ、本願発明を完成させた。従って、同様な手法により、マメ科以外のレクチンを用いて同様なことをすることができ、本願の発明の内容は、かかるマメ科のレクチンに限られるものでないことは言うまでもない。

例えば、ある糖鎖に対して所定の特異な結合性を有するレクチンを分離等し、 それをそのままレクチンライブラリに提供してもよく、或いは分離されたレクチンの糖結合部位に関連する部分の少なくとも一部を遺伝子工学的手法でランダム に改変し、このようにランダムに改変された複数のレクチンを含むレクチンライ

15

20

25

ブラリを提供してもよい。ここで、「ある糖鎖に対して」という意味は、具体的には与えられた糖鎖の少なくとも一部について、糖鎖自体が定義づけられた場合であってもよく、また、たとえ糖鎖自身の構造がわからなくても糖鎖を生成する手法によって糖鎖が特定される場合であってもよい。例えば、ある細胞が生成する糖鎖は、その細胞を特定することにより糖鎖が特定され、ひいては、細胞の種類により糖鎖が異なることから、「ある細胞に対して」と読み替えてもよい場合がある。更に、同一細胞であっても、その糖鎖を生成する環境により糖鎖に差異が生じるならば、同一細胞のある時期(例えば分化前段階や分化状態)を特定するものとしてよい場合もある。疾患や加齢等によって、糖蛋白質の糖修飾の程度に違い(又は異常)があることがあるからである。

「特異な結合性を有するレクチン」とあるのは、全てのレクチンが同一の糖鎖に特異な結合性を有するとは限らないからである。つまり、ここで親レクチンは「特異な結合性を有する」ので、改変によって得られる複数の子レクチンも同様に「特異な結合性を有する」可能性が高いと考えられる。但し、改変された複数のレクチンは、相互にその結合性が異なると考えられ、親とも結合性が異なると考えられる。即ち、結合性の異なる複数のレクチンが得られることになる。

「その糖結合部位に関連する部分の少なくとも一部」とあるのは、レクチンは、 糖結合部位に関連して糖鎖の種類を認識するからで、また、レクチンの分子全体 と限らず、レクチンのある部分で糖鎖を認識するからである。「少なくとも一 部」とされるのは、全てを改変する必要が必ずしもないからである。

「遺伝子工学的手法で」とあるのは、レクチンの改変は完成したレクチンを化学的に改変するのは、困難であるばかりか効率も良くないため、レクチンの「その糖結合部位に関連する部分」を生成する遺伝子を特定し、遺伝子的に改変を加えた後に当該遺伝子を大腸菌のような適当なホストに移植し、改変されたレクチンを生成させる手法をいう。また、「ランダムに改変」とあるのは、遺伝子的にランダムに改変される場合であってもよく、結果として得られるレクチンがランダムになるように、所定の遺伝子を改変する場合であってもよい。尚、ここで改変には、遺伝子の長さが変わらず各塩基の種類が変更されることだけでなく、遺伝子の長さが長くなったり、短くなったりすることを含む。このことは、生成さ

れた改変レクチンにおいて同様である。

このようにして得られた複数のレクチンを含むレクチンの集合体をレクチンラ イブラリと呼んでよい。複数のレクチンを含むのは、一種類では、多様な糖鎖を 識別するのに十分ではないからである。

レクチンライブラリのレクチンの改変位置を所定のところにしたのは、糖鎖を 認識する部位がレクチン全体とは限らずある特定の部位であり、そのような効果 的な部位を改変することにより、好ましいレクチンライブラリを得ることができ ると考えられるからである。但し、レクチンライブラリの効果は、実験結果から 判断できる場合もあると考えられ、改変部位をそのような位置に限定しなければ ならないとは限らない。 10

レクチンライブラリを用いて糖鎖を同定(又はある糖鎖を持つ細胞を同定)す る方法とは、上述のようなレクチンライブラリから、所定の糖鎖と複数種のレク チンとの結合性 (くっつきやすさ) を調べ、結合性有り (くっつく) と無し (くっつかない)の2種類又はその中間を足した3種類、或いは、より程度を増 やした多段階評価(若しくはアナログ評価)で分類し、糖鎖の種類を複数種のレ クチンとの結合性で識別しする方法のことをいう。また。結合性の識別をパター ンで解析することを含んでよい。

結合性の判定法は種々考えられるが、例えば、標準サンプルを作っておき、そ れとの比較により、判断してよい。

20.

15

図面の簡単な説明

第1図は、MAH糖鎖認識ドメインの変異の生成を示す図である。

第2図は、イソプロピルチオガラクトシドにより誘発された形質転換大腸菌で の組換えMAH変異レクチンの発現を示す図である。

第3図は、16個の変異MAHクローンの糖鎖認識ドメインのアミノシークエ 25 ンスを導出した結果を示す図である。

第4図は、16個の変異レクチン(変異MAHレクチン)の異種動物の赤血球 に対する赤血球凝集活性を示す図である。

第5図は、MAH糖結合部位の変異状態を示す図である。

第6図は、野生型MAHを発現しているファージの抗MAH抗体に対する結合性を示す図である。

第7図は、野生型MAHを発現しているファージのヒトグライコフォリンに対する結合性を示す図である。

第8図は、パニングにより得られたヒト赤血球に特異的なクローンの糖鎖特異性を示す図である。

第9図は、各クローン(1~18)のCaco-2細胞への結合活性を通常のcell-ELISA法で測定した結果を示す図である。

第10図は、各クローン(19~35)のCaco-2細胞への結合活性を通 10 常のcell-ELISA法で測定した結果を示す図である。

第11図は、分化型および未分化型Caco-2細胞のレクチンライブラリにおける結合パターンを示す図である。

第12図は、レクチンチップの一例およびその使用方法(IgAについて)を 示す図である。

15 第13図は、レクチンチップの一例およびその使用方法(骨芽細胞の分化度プロファイリングについて)を示す図である。。

発明の詳細な説明

20

25

以下具体的な例を基に、より詳しく本願の発明を説明する。

シアル酸を含む糖鎖に特異的なマメ科レクチンであるMaackia amurensis hemagglutinin (MAH) の糖結合部位に関連すると思われる部分の少なくとも一部を遺伝子工学的手法でランダムに改変し、ランダムに改変したレクチンから複数の種類の異なる糖鎖のバリエーションを見分けられる人工のレクチンのライブラリを作製した。また、2) 得られた人工レクチンライブラリを利用して、種類の異なる細胞への結合パターンから細胞の種類の違いを見分けることを試みた。そして、3) 人工レクチンライブラリから、生物学的に重要な糖鎖に特異的なレクチンを選別するための、スクリーニング系を確立することができた。

ここで、哺乳類の細胞には、わずかな構造上の差異を有する多様な複合糖質が 存在していることが知られている。また、このように多様な構造を識別できるレ

25

クチンを生成することは非常に有用である。

これらのレクチンは、Maackia amurensis hemagglutinin (MAH) から遺伝子工学的手法により得ることができる。

このレクチンは、糖鎖がシアル酸残基、即ち、Neu5Ac α 2-3Gal β 1-4GlcNAc (5) からなる炭化水素配列を認識することができる。また、別のイソレクチンエンジニアリングであるMaackia amurensis leukoagglutinin (MAL) は、Neu5Ac α 2-3Gal β 1-3 (Neu5Ac α 2-6) GalNAc (4) 配列を特異的に認識することができ、この両者のレクチンは、マメ科植物(legume)や他のレクチンの間でも独特なものである。

10 MAHは、相対分子量 (relative molecular mass) 29,000であり、サブユニットのダイマーからなる。

MAHにエンコードされたcDNAのヌクレオチド配列及びそれから導き出された アミノ酸配列では、MAHは287のアミノ酸からなり、30のアミノ酸シングルペ プチドを含んでいることを示している。

15 推定されているMAHの糖鎖認識ドメインは、そのアミノ酸シーケンスを他のマメ科植物 (legume) のレクチン(7)のアミノ酸シーケンスと比較すること、及び、MAHにその結合特性を賦与するこれらのアミノ酸により定義されるこのドメインの遺伝的変異の古くからの研究により同定された。

また、Neu5Acα2-3Galβ1-3(Neu5Acα2-6)GalNAc(8)を含むMAHの3次元構
20 造のコンピューターモデルから、これらの観察が確認された。

第1図のA~Cは、MAH糖鎖認識ドメインの変異の生成を示す図である。第 1図Aは、変異を導入する部分的重複延長法(overlap extension method)を示 す概略図である。Bは、MAHの糖鎖認識ドメインの変異の生成を示す図である。 Cは、アガロースゲル電気泳動による変異MAHのDNAの同定を示す図である。 Cにおいて、レーン1は生成物AB(~400bp)、レーン2は生成物CD(~ 400bp)、レーン3は生成物AD(~800bp)、レーン4は野生種のMAHのDN A(~800bp)、MはDNAマーカー(100bp DNA Ladder、ライフテクノロジー ズ インク MD USA(Life Technologies、Inc., MD, USA))である。

第2図は、イソプロピルチオガラクトシド (isopropyl hiogalactoside) によ

り誘発された形質転換大腸菌(transformed E. coli)での組換えMAH変異レクチンの発現を示す図である。Aは、組換え変異MAHレクチンのポリアクリルアミドゲル電気泳動分析の結果を示す図である。Bは、組換え変異MAHレクチンとアンチーMAHポリクローナル抗体とのウエスタンーブロッティング分析の結果を示す図である。第2図において、レーンNはpGEX-2Tプラスミドを含む大腸菌(E. coli)、レーンPはpGEX-2T-野生種MAHプラスミドを含む大腸菌(E. coli)、レーン1~16はpGEX-2T-変異MAHプラスミド(それぞれクローン1~16に対応する)を含む大腸菌(E. coli)である。また、相対分子量(relative molecular masses)を左側に示し、矢じり状のものは組換えMAHの変異レクチンを示している。

第3図は、16個の変異MAHクローンの糖鎖認識ドメインのアミノ酸配列を 導出した結果を示す図である。

第4図は、16個の変異レクチンの異種動物の赤血球に対する赤血球凝集活性を示す図である。活性は、最大赤血球凝集活性を1として、それぞれの変異レクチンの最小赤血球凝集濃度 (minimum hemagglutination concentration) の相対値により示される。番号 $1\sim16$ はクローン $1\sim16$ を示し、番号17はネガティブコントロール (GST) を示している。

<実施例1>

15

25

20 [人工レクチンライブラリの作製]

種々のマメ科レクチンのアミノ酸配列と糖結合部位の構造から得られた情報に基づき、MAHレクチンの285個のアミノ酸のうち、糖結合部位である127番目から137番目の部分の塩基配列を合成オリゴヌクレオチドをプライマーとして用いてオーバーラップエクステンションPCRによりランダム化した。ただし、シアル酸との相互作用に必須と考えられるアスパラギン酸135、また金属イオンとの配位に必須と考えられるアスパラギン酸127とヒスチジン132は固定した(第5図)。ダイターミネーター法でDNA配列を決定したところ、変異MAHの場合、最初に固定した3つのアミノ酸を除いてすべて異なり、ランダム化が達成されていることがわかった。

20

25

[レクチンライブラリを用いた細胞の分別同定]

作製したレクチンライブラリをpGEXベクターに組み込んで大腸菌にGST融合蛋白質として発現させた。ランダムに50個のクローンをとり、そのうち、タンパクを発現していると思われる16個のクローンを得た。抗MAHポリクローナル抗体でウエスタンブロッティング (Western blotting)を行ったところ、すべてのクローンが反応性を示した。これらのクローンのDNA配列を決定したところ、糖結合部位のアミノ酸配列は、固定したアミノ酸を除いてすべてのクローンで異なることがわかった。

得られた16クローンの糖結合特異性の違いを利用して、シアル酸を含むが、構 5の異なる糖鎖をその表面に発現していると思われる、異種動物の赤血球の分別 同定を試みた。第4図は、各々の赤血球に対する最大凝集力価をフルスケール1 とし、16クローンの異なるレクチンによる凝集力価を比較しグラフで表わした結 果である。各々の赤血球が16種の変異レクチンによる凝集力価の相対強度に関し て固有な特性を示すことがわかった。

15 この実験から、複数のレクチンを利用することによって結合パターンにより細胞の種類の違いを見分けることができることが示唆された。

[ファージライブラリの作製]

人工レクチンライブラリの応用のひとつとして、生物学的に有用な糖鎖に特異的なレクチンを選別することが考えられる。選別を行うためには発現クローニングができ、多数のライブラリを扱うことのできる系を用いる必要がある。そこで、ファージディスプレイシステムを導入した。発現ベクターである λ foo、次にT7ファージディスプレイシステムを試みた。しかし、レクチンを発現させたファージが遺伝子をもたないファージに比べ増殖が遅くなり、パニングによる目的ファージの濃縮は困難であることが判明した。(但し、このことは、発現ベクターである λ foo 又は T7ファージディスプレイシステムが本発明から排除されることを意味するとは限らない。)

ここで、パニングとは、ファージ上に発現した蛋白質を、その蛋白質が結合する物質(例えば抗原と抗体、レクチンと糖鎖、レセプターとリガント、等)との結合能を利用してファージを回収する手法のことをいい、例えば、ファージに発

15

20

現させた蛋白質との結合する相手物質をプレートに固定し、ファージ溶液を加えて、発現した蛋白質、ファージ、その他の物質を結合させ、前記ファージ溶液を流し出した後に、結合した発現した蛋白質、ファージ、その他の物質を回収する方法である。この回収したファージを大腸菌に感染させて増幅し、再びパニング(上述)を行って結合性の高いファージを回収していくことができる。

そこでファージミド系であるpComb3とpComb8を試みることにした。まず野生型MAHを発現することにより、ファージの表面に発現させたレクチンが活性を有するかを調べた。野生型MAHを発現していると思われる両ファージの抗MAH抗体に対する活性を調べたところ、両者とも抗MAH抗体に特異的に結合した。複数のMAH蛋白質を表面に発現したpComb8の方が単一のMAH蛋白質を表面に発現したpComb3より強い結合性を示した(第6図)。

次に、ファージ上に発現された野生型MAHが糖鎖結合活性を保っているかを赤血球凝集能を指標に検討した。野生型MAHを発現していると思われる両ファージは無処理の赤血球を凝集したが、シアリダーゼ処理した赤血球は凝集しなかった。赤血球凝集に必要なファージの最低Titerは両者とも約 1×10^{10} cfuであった。このことにより、MAHの活性が保たれ、pCombファージミド系ファージに糖鎖結合性をもつMAHが発現したことが明らかになった。

両ファージの活性をシアル酸を含む糖蛋白質であるヒトグライコフォリンに対する結合性でさらに詳しく調べたところ、予想に反し、ファージ1個あたり単一のMAH蛋白質を発現しているpComb3の方がより強い活性を持つことがわかった(第7図)。ELISAを用いたヒトグライコフォリンに対する結合性により検出できるpComb3ファージの最低Titerは約 1×10^7 cfuであった。

[ファージライブラリから特定レクチンの選別]

以上の結果に基づき、1次構造を改変したレクチンライブラリの作製はpComb3 のファージミドを用いて行うことにした。実現可能な範囲のライブラリの作製のため、MAHの糖結合部位のアミノ酸の内、シアル酸との相互作用と金属イオンとの配位に必須と考えられる3つのアミノ酸以外に、他のマメ科レクチンで保存性が高い2個のアミノ酸をさらに固定し、6つのアミノ酸だけをランダムに改変した。その結果、理論的に予想される6.25×10⁷をカバーしていると思われる約1×

108のライブラリを作製できた。

次に、pComb3ファージのレクチンライブラリを用いたパニング系を確立することを目標として、野生型MAHが強い結合性をもっているヒト赤血球に対するパニングを試みた。1回目のパニングに比べ3回目においてはその回収率が約10倍に増加し、ヒト赤血球に対する結合性を持つファージが濃縮されていることが判明した。3回目のパニングによって得られたファージから、ヒト赤血球を特異的に凝集するが、異なる糖結合特異性を持つ、いくつかのクローンが得られた(第8図)。以上より、1次構造に変異を導入したレクチンライブラリから生物学的に重要な糖鎖に特異的なレクチンを選別するための、スクリーニング系が確立できた。

[MAHの糖鎖認識部位の変異誘発]

重複延伸による部位指定突然変異誘発 (9、10) を実施してMAHの糖鎖認 識部位をランダム化した。重複延伸には四種類のプライマーを使用した。

20

4種類のプライマー 表 1

プライマーa: 5'-cccggatccacatcagatgagctttct-3' (bp 89-105)

プライマーb: 5'-atgtcgataatttggatctnnmnnatcmnnmnnatgmnnmn

nmnnmnngtcaaactctacagc-3' (bp457-519) (N= A/T/G/Cの混合物、M=A/Cの混合物)

プライマーc: 5'-gatccaaattatcgacatatcggaattgat-3' (bp 502-531)

プライマーd: 5'-cccgaattcagatcatgcagtgtaacg-3' (bp 847-531)

MAHcDNAの断片はプライマーa及びb或いはc及びdとAmpliTaq Gold DNA ポリメラーゼ(パーキンエルマー社)を用いてPCRにより増殖した。標準のP CR条件を用いた。即ち、最初に95℃で9分間と94℃で1分間インキュベー トした後、94℃で1分間、54℃で1分間、及び72℃で1分間のサイクルを 30回繰り返し、次いで72℃で10分間のサイクルを1回おこなって、確実に すべての増幅された断片が完全に3 '-末端まで延長されているようにした。P CR生成物の3'一末端はpfu DNA ポリメラーゼ(Stratagene La Jolla カリ 10 フォルニア)によってポリッシュした。PCR生成物は調製用アガロースゲル電 気泳動により精製して定量した。等モル量の二つのPCR断片を、94℃で1分 間および63℃で4分間のサイクルを7回繰り返して結合した。生成物は、プラ イマーa及びdを用いる第二の反応における鋳型DNAとして使用し完全長の突然 変異MAH cDNAを作成した。 15

[GST融合蛋白質の発現と精製]

完全長の突然変異MAHcDNAを含むPCR生成物をBamHI及びEco RIで消化してBamHI及びEcoRIで消化されたpGEX-2Tに連結した。適 当な発現プラスミドを含むE. coli BL21株を2x酵母ートリプトン培地にて、こ の培地にはアンピシリン50 µg/mlが補充されており、37℃で660nmにお ける吸光度が 0.8に達するまで培養した。GST融合蛋白質の発現はイソプロ ピルβ-D-チオガラクトシド (最終濃度 1 mM) を添加して誘導し、37℃ におけるインキュベーションを3~4時間継続した。細菌細胞のペレットをトリ ス緩衝生理的食塩水(TBS)に再懸濁し次いで懸濁液を超音波により破砕した。

不溶性画分をTBSで2回洗浄してTBS中8 Mの尿素に溶解した。可溶化された封入体をTBS/1 mM $MnCl_2$ /1 mM $CaCl_2$ で 5 0 倍に希釈して再生した。上清をグルタチオンーセファロース 4 Bカラム(アマーシャム ファルマシア バイオテック UK Ltd.,イングランド)に載せGST融合タンパク質を製造業者の指示に従って精製した。

[GSTタンパク質のウエスターンブロット分析による検出]

細菌の溶解物 (0.5 μg タンパク質/ml) をドデシル硫酸ナトリウムーポリア クリルアミドゲル電気泳動により分離し、ニトロセルロース膜に移し、ポリクローナルの抗MAH抗体で探索し次いでアルカリホスファターゼに結合した抗ウサギ I g G抗体 (Z Y M E D、サンフランシスコ、カリフォルニア) とインキュベートした。結合した抗体は、製造業者の指示書に従い、アルカリホスファターゼの基質キットS K - 5 2 0 0 (ベクター ラボラトリーズ社、バーリンガム、カリフォルニア) により可視化した。

[組換えMAH突然変異体のDNA配列決定]

無差別に選ばれた16のクローンのDNA配列をセンスプライマー 5'ttcttgcaccacctgattctc-3'及びアンチセンスプライマー 5'ccgccgttaatccaatcccat-3'を用い、ABI PRISMTM Dye Terminator Cycle Sequencing Ready Reaction Kit (Applied Biosystems, カルフォルニア、米国) を使用して決定した。

20 [赤血球の調製]

25

ヒトのO型静脈血を血液提供者から予めヘパリン処理でした注射器に採取した。ヘパリン処理した血液をガラスシリンダーに移し、赤血球が重力で沈殿する間、放置した。白血球に富む血しょう及びバッフィコートを除去した後、赤血球層をりん酸バッファ食塩水(140 mM NaCl, 2.7 mM KCl, 10 mM Na2HPO4, 1.8 mM KHPO4(pH7.3))で遠心により3回洗浄し、そのたびに注意深く細胞の最上層を除去した。このようにして得られた赤血球は白血球及び細胞残渣は含まれていないことが判明した。ウシ、ウマ、ブタおよびニワトリの赤血球は同様に調製された。

[赤血球凝集アッセイ]

16種の突然変異体のレクチンから精製した組換えタンパク質をU型底のプ

25

レート(Nunc, NY, USA)に2倍に希釈して入れ、各希釈溶液(0.05ml)に同容量の2%の赤血球懸濁液を加えた。混合物を1時間室温に放置し、次いで血球凝集を検査した。

上記実験結果を基にして、以下のような結果が得られた。

5 [MAHの糖鎖認識部位の突然変異誘発]

重畳延伸法(9,10)を用いてMAHの糖鎖認識部位に突然変異を導入した。 この方法の要領(作戦)は第1図に示されている。

pGEX-2Tにクローンされた MAH cDNAを P C R 増幅の鋳型として用い二つの別個のD N A 断片 (A B 及び C D) を生成した。断片 A B はプライマーa と b で増幅した。Asp135, Asp127及び His132はすべてM A H のシアル酸への結合に関与しているように思われるので、プライマーbはAsp127, His132及びAsp135残基はそのままにしてM A H の糖鎖認識部位に配列の変化を導入するように設計された(第1図B)。

断片CDはプライマーc及びdを用いて増幅された。プライマーcの5 '末端 は断片ABの3'末端に見出された12bpの配列を持っている。この共通の12bpの配列により断片ABとCDが重畳延伸法により連結されて突然変異体であるMAHcDNAを含むAD生成物となることを可能にしている。突然変異体であるMAHcDNAの長さ (-800bp) はアガロースゲル電気泳動により確認された(第1図C)。

20 [MAH突然変異レクチンの発現と特性解明]

突然変異のMAHcDNAを、挿入部位の上流にグルタチオンーSートランスフェラーゼ(GST)の遺伝子を含む大腸菌の発現ベクターpGEX-2TのBamHI及びEcoRI部位(サイト)に挿入した。GSTを含む突然変異のレクチンの融合タンパク質は大腸菌BL21を宿主株に用いて生成された。50種の無差別に選択されたクローンをその組換え突然変異レクチン合成能についてポリアクリルアミドゲル電気泳動により解析した。16クローンのGST突然変異レクチンの融合タンパク質はみかけの分子量55,600に相当する位置まで泳動し、これはGST-突然変異レクチンの融合生成物に予想される分子量に一致した(第1図A)。

10

25

16クローンのプラスミドDNAはダイデオキシチェインターミネーター法 (11)により配列決定された。第3図はこれらクローンの糖鎖認識部位の推定 アミノ酸配列を示す。16種すべてのクローンの部位はAsp127、His132及び Asp135残基の部位を除き、予想通りに、一つ一つ異なっている。これらの差異に も拘わらず、MAHに特異的な抗体を用いたウエスターンブロット解析は16す べての突然変異レクチンを検出した(第1図B)。

16種の突然変異レクチンの融合タンパク質はグルタチオンーセファロースカラム上のアフィニティクロマトグラフィーで精製された。濃度はウシ血清アルブミンを標準物質としてBCAタンパク質アッセイキットにより決定した。SDS存在下のポリアクリルアミドゲル電気泳動後の精製融合タンパク質のプロフィールは16すべての融合タンパク質が分子量55,600を有することを示唆している。このタンパク質は赤血球凝集アッセイに使用された。

[突然変異体レクチンの赤血球凝集活性]

16種の突然変異体レクチンと野生タイプのMAH間の糖鎖特異性に相当な差 異のあることが、ヒト、ウシ、ウマ、ブタ及びニワトリの赤血球を用いた赤血球 凝集アッセイにより明らかとなった(表 1)。これら赤血球の表面上の糖鎖は、 突然変異体レクチンによる認識の個別なパターンを互いに比較すると明確に示さ れているように、その構造,量、及びその表現パターンに違いがある(第4図)。 これらのレクチンを使用すると、各タイプの赤血球の同定がこのように容易とな 30 る。

多細胞生物における細胞の生命周期は細胞外環境からの刺激によって制御されており、このような刺激は部分的には少なくとも糖とその認識分子によって仲介されている。細胞表面の糖鎖の構造の種類は、適応免疫系における抗原に特異的な受容体の種類と同様に広範にわたると考えられてはいるが、これらの糖鎖を認識できるレクチンの多様性には限りがある。

本研究においては、我々は多様な特異性を持つ多数の新規なレクチン(新規なレクチンライブラリ)の調製を可能にする方法を記述している。我々は16種類の突然変異体であるMAHレクチンを生成し、我々はそれらの糖鎖特異性の特徴を完全には解明していないが、突然変異体がヒト及び家畜動物の赤血球を高度に

特異的なパターンで凝集出来ることは注目に値する。このような異種動物からの 赤血球を区別する特異性は、特異的的抗体の使用を例外としてこれまでには得ら れなかったことである。本研究は、多様な特異性を持つ遺伝子操作されたレクチ ンのパネルが異なった細胞のタイプを区別するのに有用であることを証明するも のである。

過去数年間に新しい技術が遺伝子発現をプロフィールすることを通じて異なった細胞のタイプを区別するためのDNAアレイを確立した(15)。しかしながら、細胞の表現形は遺伝子発現によってのみ決定されるものではない。糖鎖付加による翻訳後の修正及びタンパク質の局在化の調節は特定の細胞タイプのある分化の段階の実体の決定に必須であると考えられている。従って、異なった細胞は細胞表面のグリカンの様子を描き出すことによって区別されるべきである。多様な特異性を持つレクチンのパネルの使用はこれを達成するための最も便利で効果的な手段である。新規のレクチンのライブラリの開発はレクチンの利用度をおおいに拡大し、究極的には細胞の同定を正確で信頼性のあるもににすることを可能にするものである。糖鎖発現は微量であり、構造も複雑であるが、本発明にかかるレクチンライブラリ及び/又はレクチンサブライブラリを用いると臨床現場でも使用できる簡便な識別(又は同定)方法を提供できる。

<実施例2>

25

20 [Caco-2細胞を標的細胞とする細胞分別同定]

MAH改変レクチンからなるレクチンライブラリ(ループDをランダマイズしたレクチンライブラリ)について標準細胞である分化型Caco-2細胞に対してパニング(panning)操作を行い、Caco-2細胞を標的細胞とする細胞分別同定用のプローブに用いるクローンを回収した。 2回目のパニングの後に、結合性クローンの濃縮が不十分と考えられたため、 3回目のパニングでは、細胞をグルタルアルデヒド(glutaraldehyde)で固定して、パニング操作で反応させる時間をo/nに変更した。

[回収クローンのDNA配列決定]

3回目のパニングの後に64個のクーロンをランダムに拾い、シークエンス解析

を行った。64クローンの内訳は、改変(mutation)が正しく入ったもの35個、stop condonが入ったもの7個、frame-shiftを起こしたもの17個、そして、解析できなかったもの5個である。改変が正しく入った35個のクローンの中には、野生型(wild-type)と同じ配列を持つものは存在せず、また互いに共通する配 列を持つものも存在しなかった(表 2)。

ゾス
Н
7
j
<i>''</i>
é
~
J
П
7
2
麦

3rd clone 解析		•		wiid-typeと一致している部位							•			
wlid-type	Asp gac	Thr act	T _y r tac	Phe Gly His Ser Tyr Asp Pre Tre	3 wild-type	Asp Thr gac act	Tyr P	Phe Gly TTC GGC	His cat A	Ser Tyr AGT TAT	r Asp	CCC P3	7 TGG	ml
f and a	l .	act tac	tac	It ATT ACG gat CAT	G clone 19	gac act	tac A	Met Ser ATG TCG	cat C		Vel 3TT gat	_	Ser F TCT	_
clone 2	gac	gac act tac	tac	Ser Leu Asn	t clone 20	gac act	tac G(cat 1		G gat	E GGT	-	. (7)
clone 3	gac	act	tac	Thr Gly at ACT GGG gat	t G clone 21	gac act	tac T(rct Agt	cat []		`G gat		3 AGG	CT.
clone 4			tac	Pro Gly Val at CCT GGT gat GTG	d clone 22	gac act	tac T(ST ATT	cat /		G gat	-	T CCT	- 1
clone 5			ţ	Als Leu Pro Gly Ser Phe GLO GOT CTT cat CCG GGG gat TCT TTT CTT TTT CTT TTT CTT TTT CTT TTT CTT TTT CTT CT	T clone 23	gac act	tac Ci	CGT CTT		GTT AC	AGG gat		T TGG	লি ে
clone 6	gac	act	ţ	at CCT TTT gat AGT		gao act	tac G	TG TGG			-		F	5 a F
clone 7	gac	act	ğ	at ICI TIG gat TGG	G clone 25	gac act	tac G	CG GAT	cat (-		₹ 5 	- . 1
clone 8	ра С	act	tac	at TOG CCT gat TTT	T clone 26	gac act	tae G	GG CTG	cat	3GT A	rG gat °r		T GC	-
clone 9	gao	act	ġ	at TCT TCG gat GAT	t clone 27	gac act	tac C	TG CCG	cat	3GG To	ST gat		_ 0.G] Are	⊢
clone 10	gao	aot	\$	Ala Ser Ala at GCG TCT gat GCG	G clone 28	gac act	tac G	GT CCT	cat		GT gat		T AG(ت <u>-</u>
clone 11	gac	act	ţ	val Pro Avg at GTT CCG gat CGG	T clone 29	gac act	tac A	0G GTG	cat	200 G	CT gat		T GC	H _
clone 12	gac		盘	at TAT CCT gat CTG	clone 30	gac act	tac O	AT ATG	cat	ACG T		gat TT An	T GT	⊢ "
clone 13	gac	act	ŧ	Als Leu Arg at GCG CTT gat CGT	s 37 clone 31	gac act	tac G	GTT CGT	cat	AGT T			G	رت ال
clone 14	gac	act	ta	at TTG GGG gat TCG	ST clone 32	gao act	tac G	•	cat				: - t	- >5
clone 15	gac	act	ם	at GCTTAT gat TTT	G clone 33	gac act	tac G		cat					<u>. 4</u> 9
clone 16	gac	act	act tac	at GOT ACT gat GOT	3G clone 34	gac act	tao A	AGT TCG	cat	76G P. **				ر و ا <u>ت</u>
clone 17	gac	act	tac	cat TCT CTT gat CGT	rd clone 35	gac act	tac A	VTT GGT	cat	_	CT &	gat CI		_
clone 18	gac	act	act tac	Phe Cys Tyr All at GCG (ahG									

野生型と異なるクローンが多数回収されたことから、これら35個のクローンが細胞分別同定用のプローブとして利用可能である。一方で、各クローン間に共通配列が検出されなかったこと、およびstop condon が入ったものや、frame-shift を起こしたものが回収されていることから、パニング操作の濃縮効率が低いとも考えられる。

[回収クローンの活性測定]

各クローンのライセート (lysate) を用いて、Caco-2細胞への結合活性を通常のcell-ELISA法で測定した (第9図、第10図)。35個のクローンは全て分化型、未分化型を問わずCaco-2細胞に結合活性を有していた。各クローンの結合活性に基づく分化型、未分化型Caco-2細胞への結合パターンを作成したところ、Caco-2細胞特異的と思われるパターンがそれぞれ得られ、分化型と未分化型でもわずかではあるがパターンの違いがみられた(第11図)。このように、同種の細胞であっても、本発明のレクチンライブラリを用いると、分化型と未分化型の差異をみることができる。

15 [IgAグライコフォームの識別]

上述のレクチンライブラリを I g A グライコフォーム識別法に適用する場合の 1 例を以下に順序をおって説明する。

- 1) MAHレクチン (イヌエンジュマメレクチン) 糖認識部位のアミノ酸配列を 改変した遺伝子改変レクチンライブラリーを作成する。
- 20 2) IgA腎症患者 IgAに親和性の高いレクチンをパニング法により選択し、 レクチンサブライブラリーを作製する。
 - 3)上記の2)で得られたレクチンサブライブラリーの中から必要に応じIgA 腎症患者と健常人のIgAの違いをよく反映するレクチンを選び、マイクロタイ タープレートに固定したレクチンプレートを作製する。
- 25 4) IgAのグライコフォームのレクチンライブラリーによる識別 IgA腎症患者と健常人の血清 IgAのレクチンプレートへの結合パターンの比較・解析を行う。
 - 5) 血清診断アッセイ条件の検討市販健常人 I g A に糖鎖を酵素的・化学的に付加し、人工 I g A を作製する。健常人血清に人工 I g A を混合し、レクチンプ

10

15

20

25

レートを用いたパターン解析を行う。血清中に存在する他の血清蛋白質の影響を 検討し、アッセイ条件の最適化を行う。

ここで、IgA腎症とは腎臓糸球体にIgAが沈着する疾患であるが、IgA分子のヒンジ部の糖鎖構造が患者と健常人で異なり、その糖鎖構造の解析には従来血清IgAを精製、トリプシン処理によってヒンジ部を含むペプチド片にして分離し、その質量を質量分析計で測定することにより構造解析が行われている。ここで、ヒンジ部とは、免疫グロブリン分子を構成する2つのH鎖定常ドメインの間にある領域のことをいい、IgA腎症患者ではIgAのこの領域のO(オウ)ー結合型糖鎖に異常が起きるとされている。また、O(オウ)ー結合型糖鎖とは、Nーアセチルガラクトサミン(GalNAc)、ガラクトース(Gal)および最外側のシアル酸から構成された構造を基本骨格とするO(オウ)ー結合型糖鎖はムチン型糖鎖ともいわれ、細胞の浸潤、接着など細胞間の相互作用や挙動に大きく影響する糖鎖構造である。

本方法のメカニズムをより詳しく説明すれば、IgA 腎症患者でO(オウ)-結合型糖鎖の糖鎖異常が見られるIgAヒンジ部分のアミノ酸配列のうち、O(オ ウ) ー結合型糖鎖を付加できるのはセリンまたはスレオニン残基のある5箇所で あり、O (オウ) -結合型糖鎖のパターンは6種類あるので、ヒンジ部分O (オ ウ) 一結合型糖鎖の位置と糖鎖構造は理論上65通り、つまり7,776通りあ ることになる。ひとつひとつの可能性を従来から行われている煩雑な糖鎖解析に よって調べることは困難であるが、O(オウ)-結合型糖鎖を認識するレクチン へのON/OFFによってパターン解析を行うことができると考える。ひとつのレクチ ンに対するON/OFFでは2通りの糖鎖結合様式を調べることができ、n個のレクチ ンでは2 "通りのパターン認識が行えるはずである。したがって、計算上はヒン ジ部分の糖鎖異常7,776通りを解析するために必要なレクチン数は13個で ある。実際には糖鎖構造および糖鎖の位置情報を顕著に示すことのできるレクチ ンがあっての理論上の数字ではあるが、基質にブロットできる数百個のレクチン からの情報でIgAヒンジ部分の糖鎖構造と位置を解析できる可能性が高い。有用 なレクチンライブラリーを得るために、患者血清IgAと健常人血清IgAの違いを もっとも大きく反映するレクチン群をクラスター解析によって取得することがで

25

き、有効なレクチンライブラリーを構築することができる。そのレクチンライブラリーを用いて、IgA腎症患者と健常人血清IgAのグライコフォームの違いをパターンにより解析する(第12図)。慢性腎不全状態になっているような重症患者との違いのほか、IgA腎症と診断されていない軽症患者予備軍の早期診断への応用可能性もある。第12図では、複数のOーグリカンを含む糖蛋白質であるIgA1のプロファイリングを簡単に行うようすが示してある。慢性腎不全状態になっているような重症患者との違いのほか、IgA腎症と診断されていない軽症患者予備軍の早期診断への応用可能性もある。

[骨芽細胞亜集団の識別方法]

- 10 上述のレクチンライブラリを骨芽細胞の識別や分化ステージの異なる亜集団を 検出する方法に適用する場合の1例を以下に順序をおって説明する。
 - 1) MAHレクチン (イヌエンジュマメレクチン) 糖認識部位のアミノ酸配列を 改変した遺伝子改変レクチンライブラリーを作成する。
 - 2) レクチンライブラリーの作製骨芽細胞に親和性の高いレクチンをパニング法 により選択し、レクチンサブライブラリーを作製する。
 - 3)上記の2)で得られたレクチンサブライブラリーの中から必要に応じ分化のステージをよく反映するレクチンを選び、マイクロタイタープレートに固定化したレクチンプレートを作製する。
- 4) 骨芽細胞の分化誘導とレクチンライブラリーによる識別培養した間葉系幹細 20 胞を培養・分離する。より具体的には、間葉系幹細胞を培養後、骨芽細胞に分化 させ、分化開始から5日目、10日目、15日目、20日目の細胞を分離する。
 - 5)分化過程の各時点で分離した細胞をレクチンプレートにて分析し、細胞表面 糖鎖構造と骨形成能との相関を検討する。骨形性能の測定には骨型アルカリフォ スファターゼ活性の測定およびオステオカルシン含有量の測定を行う(標準の作 成)。即ち、分離した細胞を骨芽細胞を足場となるb-TCPブロックとの複合体の 形でラット背部皮下に移植し、移植後4週、8週において摘出後、(i)オステオカ ルシン含有量と (ii) 骨型アルカリファスファターゼ活性を測定する。
 - 6)分化過程が不明の細胞をレクチンプレートで分析し、標準と比較する(第13図)。第13図では、骨芽細胞の分化度のプロファイリングを簡単に行うよう

20

25

すが示してある。

ここで、間葉系幹細胞とは、組織や臓器に成長する元となる細胞である幹細胞のうち、骨髄の中に存在するものをいい、間葉系幹細胞は骨、軟骨、脂肪、心臓、神経、肝臓などの細胞に分化することが確認されており、ほとんどすべての組織にも分化することのできる胚性幹細胞(ES細胞)に近い能力を秘めている。間葉系幹細胞は、b-TCP(b-tricalcium phosphate)というリン酸カルシウムを主成分として生体内に優れた親和性、吸収性および骨伝導性を有する人工材料を培養する足場として用いる。

10 本発明により、レクチンライブラリが細胞の分別同定に有用であることがわかった。

そして、この新しい方法で細胞表面の糖鎖を分析することにより、遺伝子発現だけに依存していた細胞の同定が正確に行えることを意味し、細胞移植や細胞治療の開発に役立つと考える。また、本研究では人工レクチンライブラリをファージミド系ファージの表面に発現させることに成功した。改変レクチンライブラリから特異性の異なるものを選別する方法が確立したので、この系を用いて既存のレクチンやモノクローナル抗体にはない、新規な糖鎖特異性を有するものを得ることができると期待される。

更に、本発明のレクチンライブラリを用いるとIgAのグライコフォームの検出や骨芽細胞亜集団の分別・同定するツールを提供することができる。即ち、IgAを含む各種血清蛋白質のグライコフォームの解析を簡便・迅速に診断する対外診断薬を提供することも可能であり、再生医療や細胞医療を実用化段階に移行させるために必要な細胞の品質保証を行う規格設計ツールを提供することも可能である。例えば、リウマチや自己免疫疾患時の免疫グロブリンのグライコシレーション、癌患者のある特定のホルモン(卵巣癌における絨毛性性腺刺激ホルモンの糖鎖変化)や蛋白質のグライコシレーション(肝炎から肝癌に至る際のアルファーフェトプロテインの糖鎖変化)など、疾病の早期発見、病態の正確な把握、治療薬・予防薬への適用できる。

種差に由来して産生されるのが抗体の特徴であるので、線維芽細胞に対する特

異的抗体を作製することが困難なため、骨髄由来の線維芽細胞にはいわゆる細胞表面マーカーが存在せず、骨芽細胞を直接アッセイする方法はなく、現在のところ動物を用いたバイオアッセイもしくは骨芽細胞の活性度を反映する間接的なアッセイ法が主として用いられている分野においても、本発明のレクチンライブラリを用いたレクチンチップで、骨芽細胞の識別・同定、とくに分化ステージの異なる亜集団を識別・同定することができると考えられる。同様のアプローチで骨髄由来樹状細胞および骨髄由来血管内皮細胞へ応用できる可能性がきわめて高く、再生医療で用いる細胞の品質確保のスタンダードツールとなりえる。

現在の癌遠隔診断ネットワークにおいては病理診断が主体であるが、遺伝子発 10 現情報を追加することが検討されており、O(オウ)ー結合型糖鎖が細胞間相互 作用、細胞の浸潤、接着などに深く関与している知見も鑑み、糖鎖情報を追加す ることによって、より詳細な癌遠隔診断についての検討が可能となる。

25

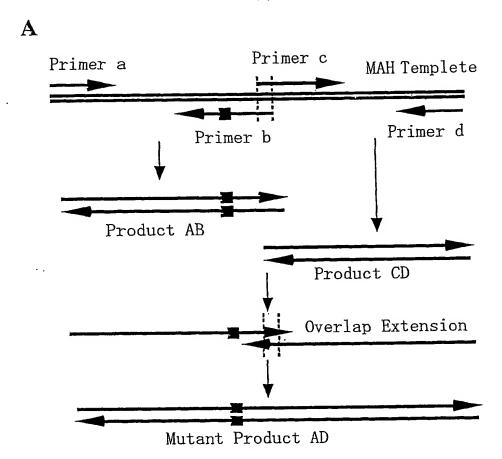
請求の範囲

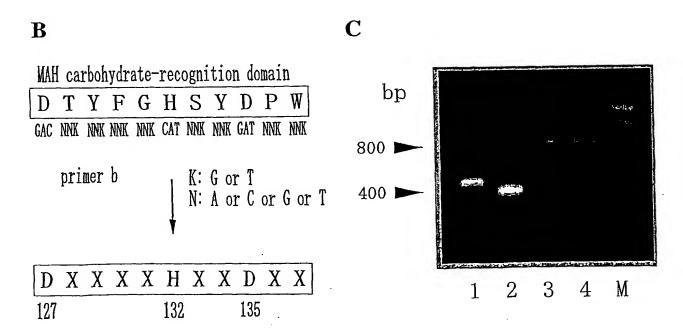
- 1. 所定の糖鎖に特異的に結合し得る複数種類の複数レクチンを含むことを特徴とするレクチンライブラリ。
- 5 2. 前記所定の糖鎖が細胞表面の糖鎖であることを特徴とする請求の範囲第1項 に記載のレクチンライブラリ。
 - 3. 前記複数種類の複数レクチンには、所定の部位が改変された改変レクチンが 含まれることを特徴とする請求の範囲第1項又は第2項に記載のレクチンライブ ラリ。
- 10 4. 前記複数種類の複数レクチンがMAH派生レクチンであり、前記所定の部位 がループCとループDのいずれか一方又は両方であることを特徴とする請求の範 囲第1項~第3項のいずれかに記載のレクチンライブラリ。
 - 5. 前記複数種類のレクチンには、糖鎖を認識するループ部のアミノ酸配列がランダマイズされているレクチンが含まれることを特徴とする請求の範囲第1項~ 第3項のいずれかに記載のレクチンライブラリ。
 - 6. 請求の範囲第1項~第5項のいずれかに記載のレクチンライブラリに含まれるレクチンを生成する遺伝子からなる遺伝子ライブラリ。
 - 7. 請求の範囲第6項に記載の遺伝子ライブラリを用いてレクチンライブラリを 製造する方法。
- 20 8. 細胞表面の糖鎖に特異的に結合し得る複数種類のレクチンを含むレクチンライブラリを、同定の対象となる細胞に対して適用をし、当該適用をすることによって得られた結合パターンから当該細胞の種類を同定することを特徴とする細胞の種類の同定方法。
 - 9. 前記複数種類のレクチンには、所定の部位が改変された改変レクチンが含まれることを特徴とする請求の範囲第8項に記載の同定方法。
 - 10. 前記複数種類のレクチンがMAH派生レクチンであり、前記所定の部位がループCとループDのいずれか一方又は両方であることを特徴とする請求の範囲第9項に記載の同定方法。
 - 11. MAHレクチンを構成する285個アミノ酸の中で、アスパラギン酸135、ア

スパラギン酸127、及びヒスチジン132について固定をしたまま、当該MAHレクチンの127番目~137番目のアミノ酸について欠失、置換、挿入を適宜行ってMAHレクチンの改変を行うことにより、細胞の種類を同定するのに有用なレクチンを得る方法。

5

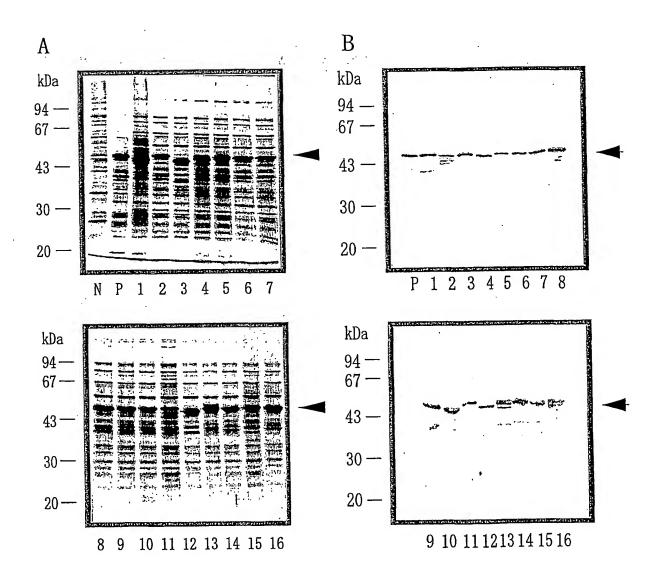
1/12 第1図





差 替 え 用 紙 (規則26)

2/12 第2図

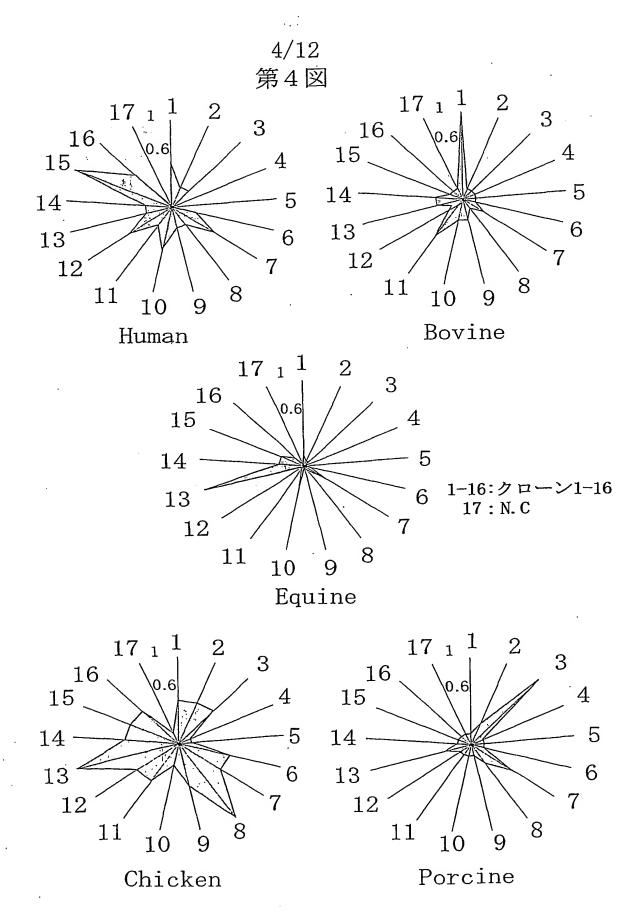


WO 02/066633 PCT/JP02/01502

3/12

第3図

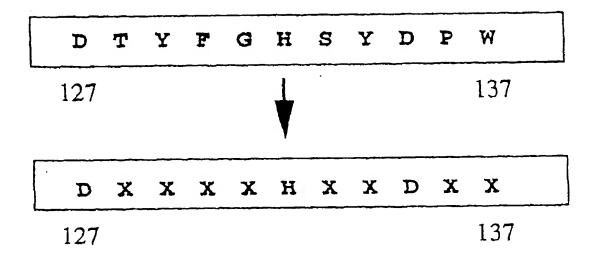
135 130 S Y P W G \mathbf{H} D MAH T Y F D I A Clone1: Y H N D M I D \mathbf{N} L V P Clone2: R P L \mathbf{T} H S D D \mathbf{D} K \mathbf{R} R Clone3: \cdot H L D V L D A N Y R Clone4: H K I D P V D V N E V V Clone5: S H C \mathbf{H} E D D \mathbf{E} T Q D \mathbf{T} Clone6: P L H L \mathbf{D} V M V V G Clone7: H V D \mathbf{T} S L P D G Clone8: D L T G H L P D S N Clone9: S D N L V V \mathbf{H} N D M H Clone10: D L K Q S N H T L D H S S Clonell: D I P K P L \mathbf{H} A D Q Y R Clone12: D S H W H T D V H K Clone13: D T N \mathbf{T} E L L \mathbf{H} D Clone14: D E RS H V A D S N A Clone15: D S S G I H D L D G R Clone16: D H Y R D W P M A P P



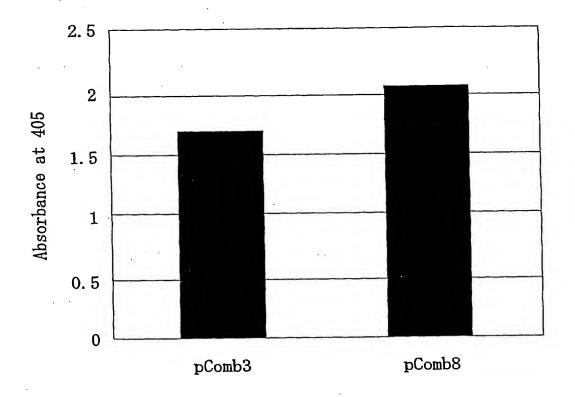
差 譽 え 用 紙 (規則26)

5/12

第5図

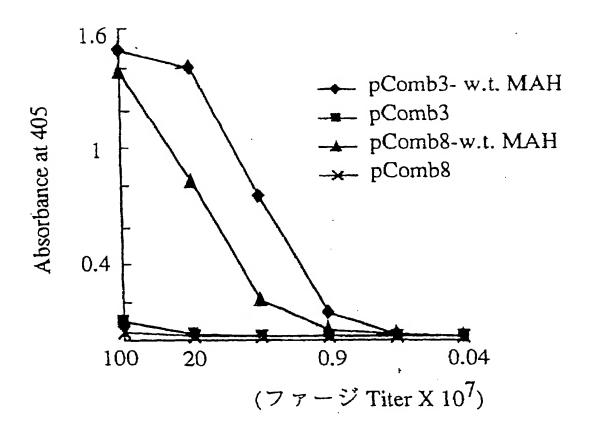




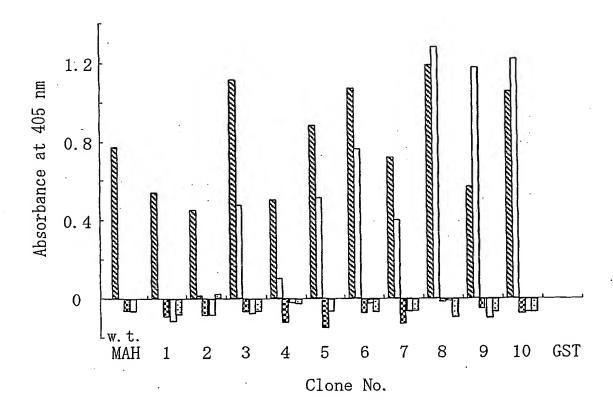


7/12

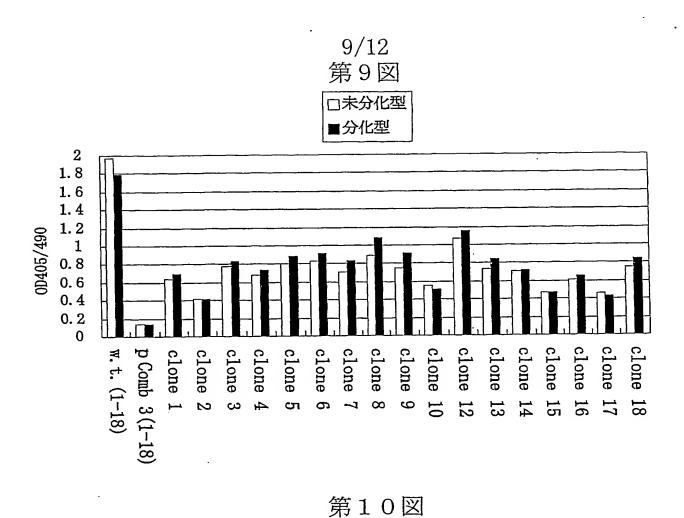
第7図

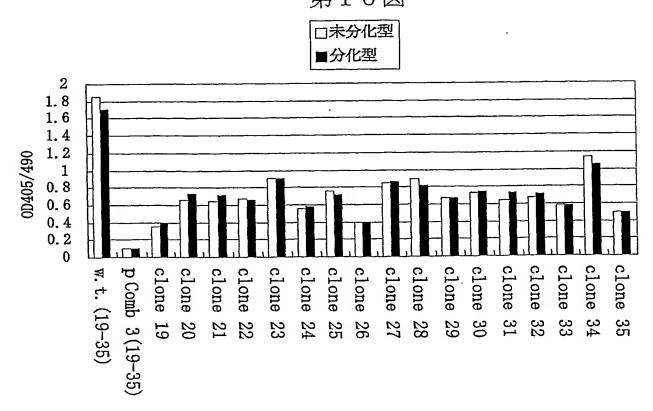






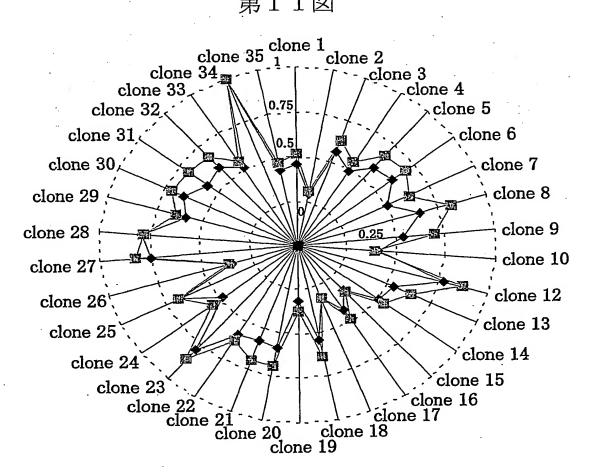
hatched bars, glycophorin; gray bars, Neu5Ac α 2-3Gal β 1-3GalNAc α -sp-biotin; checked bars, GalNAc α 1-3GalNAc β -sp-biotin; white bars, Neu5Ac α 2-6GalNAc α -sp-biotin; dotted bars, 3' sialyllactosamine-BSA.





差替》用紙(規則26)

10/12 第11図

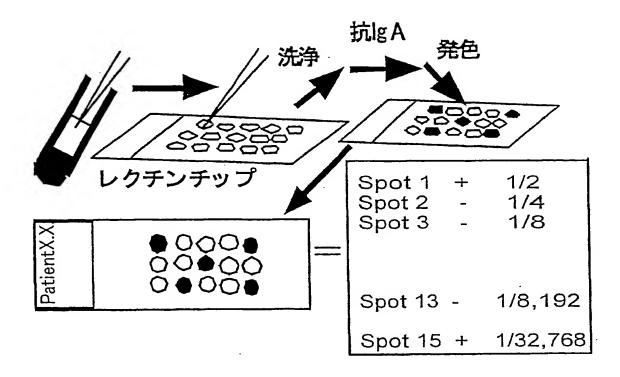


→ 未分化型 -圖-分化型

PCT/JP02/01502

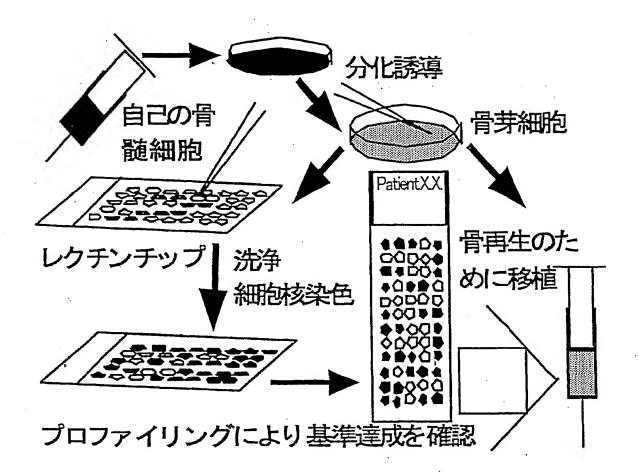
11/12

第12図



12/12

第13図



INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International application No.
PCT/JP02/01502

Minimum documentation searched (classification system followed by classification symbols) Int.Cl ⁷ 12N15/09, Cl2P21/02, Cl2Q1/02, G01N33/48 Documentation searched other than minimum documentation to the extent that such documents are included in the fields searched					
ea					
m No.					
1					
e or ited to on cannot be nventive cannot be ent is					

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International application No.:
PCT/JP02/01502

	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relev	ant nassages	Relevant to claim No.
ategory*	Kazuo YAMAMOTO et al., Sialic acid-bindin Maackia amurensis Lectins. J.Biochem. App. Vol.121, No4, pages 756 to 761	g Motif of	4-11
P,X	Mijung YIM et al., Mutated Plant Lectin Librato Identify Different Cells. Proc. Noatl. Ac February 2001, Vol. 98, No. 5, pages 2222	ad.Sci.USA	1-11
	÷		

Form PCT/ISA/210 (continuation of second sheet) (July 1998)

A. 発明の展 Int.Cl'121	ずる分野の分類(国際特許分類(IPC)) N15/09, C12P21/02, C12Q1	/02, G01N33/48	
調査を行った最	デった分野 最小限資料(国際特許分類(IPC)) N15/09, C12P21/02, C12Q1	/02, G01N33/48	
最小限资料以夕	トの資料で調査を行った分野に含まれるもの		
国際調査で使用	用した電子データベース(データベースの名称、 ファイル(JOIS), WPI(DIALOG)	調査に使用した用語) , BIOSIS (DIALOG)	·
C. 関連する 引用文献の	ると認められる文献		関連する
カテゴリー*			請求の範囲の番号
X Y	Mi-jung YIM et al. Generation of Engineered Plant Lectins With Diversity Specificities. 5th Annual Conference of the Societa 2000, Vol. 10, No. 10, p. 1094-1095	erse Carbohydrate	$ \begin{array}{c c} 1-7 \\ 8-11 \end{array} $
X Y	Kazuo YAMAMOTO et al. Cyborg Lect Lectins with Unique Specificities J. Biochem. 2000, Vol. 127, p. 137-14	· .	1-3, 8, 9 $4-7, 10, 11$
区欄の続	きにも文献が列挙されている。	□ パテントファミリーに関する別	川紙を参照。
* 引用文献のカテゴリー 「A」特に関連のある文献ではなく、一般的技術水準を示すもの 「E」国際出願目前の出願または特許であるが、国際出願日 以後に公表されたもの 「L」優先権主張に疑義を提起する文献又は他の文献の発行日若しくは他の特別な理由を確立するために引用する文献(理由を付す) 「O」口頭による開示、使用、展示等に言及する文献「P」国際出願日前で、かつ優先権の主張の基礎となる出願 「A」特に関連のある文献優先日後に公表された文献であって出願と矛盾するものではなく、発明の原理又は理の理解のために引用するもの「X」特に関連のある文献であって、当該文献のみで発の新規性又は進歩性がないと考えられるもの「Y」特に関連のある文献であって、当該文献と他の1上の文献との、当業者にとって自明である組合せよって進歩性がないと考えられるもの「&」同一パテントファミリー文献			発明の原理又は理論 当該文献のみで発明 えられるもの 当該文献と他の1以 自明である組合せに るもの
国際調査を完	了した日 12.04.02	国際調査報告の発送日 23.	04.02
日本	の名称及びあて先 国特許庁(ISA/JP) 郵便番号100ー8915 都千代田区霞が関三丁目4番3号	特許庁審査官 (権限のある職員) 富永 みどり 電話番号 03-3581-1101	内線 3488

国際調査報告

C (続き)	関連すると認められる文献	関連する
引用文献の カテゴリー*	St. D. O. T. C.	
Y	Anne IMBERTY et al. An Unusual Carbohydrate Binding Site Revealed by the Structures of Two Maackia amurensis Lectins Complexed with Sialic Acid-containing Oligosaccharides. J. Biol. Chem. June 2000, Vol. 275, No. 23, p. 17541-17548	
Y	Kazuo YAMAMOTO et al. Sialic acid-binding Motif of Maackia amurensis Lectins. J. Biochem. April 1997, Vol. 121, No. 4, p. 756-761	4-11
PX .	Mijung YIM et al. Mutated Plant Lectin Library Useful to Identify Different Cells. Proc. Natl. Acad. Sci. USA February 2001, Vol. 98, No. 5, p. 2222-2225	1 -11
	,	·
:		
		·
		·

This Page Blank (uspto)

This Page is Inserted by IFW Indexing and Scanning Operations and is not part of the Official Record

BEST AVAILABLE IMAGES

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images include but are not limited to the items checked:

BLACK BORDERS
☐ IMAGE CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES
FADED TEXT OR DRAWING
BLURRED OR ILLEGIBLE TEXT OR DRAWING
SKEWED/SLANTED IMAGES
☐ COLOR OR BLACK AND WHITE PHOTOGRAPHS
☐ GRAY SCALE DOCUMENTS
☐ LINES OR MARKS ON ORIGINAL DOCUMENT
☐ REFERENCE(S) OR EXHIBIT(S) SUBMITTED ARE POOR QUALITY
□ OTHER:

IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

As rescanning these documents will not correct the image problems checked, please do not report these problems to the IFW Image Problem Mailbox.

This Page Blank (uspto)